

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.**

DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIEE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets⁵ : C07K 7/00, G01N 33/564 A61K 39/395, C12P 21/08		A1	(11) Numéro de publication internationale: WO 91/18920 (43) Date de publication internationale: 12 décembre 1991 (12.12.91)
(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR91/00445 (22) Date de dépôt international: 6 juin 1991 (06.06.91)		(74) Mandataire: BREESE-MAJEROWICZ; CNIT-WTC1, BP. 434, F-92053 Paris-La Défense (FR).	
(30) Données relatives à la priorité: 90/07029 6 juin 1990 (06.06.90) FR		(81) Etats désignés: AT (brevet européen), BE (brevet européen), CA, CH (brevet européen), DE (brevet européen), DK (brevet européen), ES (brevet européen), FR (brevet européen), GB (brevet européen), GR (brevet européen), IT (brevet européen), JP, LU (brevet européen), NL (brevet européen), NO, SE (brevet européen), US.	
(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): NEOSYSTEM S.A. [FR/FR]; 7, rue de Boulogne, F-67100 Strasbourg (FR).		Publiée <i>Avec rapport de recherche internationale.</i>	
(72) Inventeurs; et (75) Inventeurs/Déposants (US seulement): VAN REGENMORTEL, Marc [FR/FR]; 93, rue Boeklin, F-67000 Strasbourg (FR). MULLER, Sylviane [FR/FR]; 15, avenue de la Forêt-Noire, F-67000 Strasbourg (FR). BRIAND, Jean-Paul [FR/FR]; 22, rue des Balayeurs, F-67000 Strasbourg (FR). BARAKAT, Samira [FR/FR]; 10, rue Marivaux, F-67200 Strasbourg (FR). WEBER, Jean-Christophe [FR/FR]; 12, rue des Dentelles, F-67000 Strasbourg (FR).			

(54) Title: Sm-D ANTIGEN PEPTIDES AND THEIR USE, IN PARTICULAR, FOR THE DIAGNOSIS OF SYSTEMIC LUPUS ERYTHEMATOSUS

(54) Titre: PEPTIDES DE L'ANTIGENE Sm-D ET LEUR UTILISATION NOTAMMENT POUR LE DIAGNOSTIC DU LUPUS ERYTHEMATEUX DISSEMINÉ

(57) Abstract

Peptides comprising between 15 and 40 amino acids capable of reacting with antibodies against the Sm-D polypeptide, whereby the antibodies are present in a biological sample of a person suffering from systemic lupus erythematosus. Said peptides correspond to a part of the Sm-D polypeptide sequence. Application: for the diagnosis of systemic lupus erythematosus and vaccine.

(57) Abrégé

L'invention concerne des peptides comportant entre 15 et 40 aminoacides capables de réagir avec des anticorps contre le polypeptide Sm-D présents dans un échantillon biologique d'un sujet atteint de Lupus Erythémateux Disséminé, ces peptides correspondant à une partie de la séquence du polypeptide Sm-D. Application au diagnostic du Lupus Erythémateux Disséminé et au vaccin.

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publient des demandes internationales en vertu du PCT.

AT	Autriche	ES	Espagne	MG	Madagascar
AU	Australie	FI	Finlande	ML	Mali
BB	Barbade	FR	France	MN	Mongolie
BE	Belgique	GA	Gabon	MR	Mauritanie
BF	Burkina Faso	GB	Royaume-Uni	MW	Malawi
BG	Bulgarie	GN	Guinée	NL	Pays-Bas
BJ	Bénin	GR	Grèce	NO	Norvège
BR	Brésil	HU	Hongrie	PL	Pologne
CA	Canada	IT	Italie	RO	Roumanie
CF	République Centrafricaine	JP	Japon	SD	Soudan
CG	Congo	KP	République populaire démocratique de Corée	SE	Suède
CH	Suisse	KR	République de Corée	SN	Sénégal
CI	Côte d'Ivoire	LI	Liechtenstein	SU	Union soviétique
CM	Cameroun	LK	Sri Lanka	TD	Tchad
CS	Tchécoslovaquie	LU	Luxembourg	TG	Togo
DE	Allemagne	MC	Monaco	US	Etats-Unis d'Amérique
DK	Danemark				

PEPTIDES DE L'ANTIGENE Sm-D ET LEUR
UTILISATION NOTAMMENT POUR LE DIAGNOSTIC DU LUPUS
ERYTHEMATEUX DISSEMINÉ.

5 La présente invention a pour objet des peptides susceptibles d'être reconnus par les anticorps présents dans des fluides biologiques, notamment des sérum de patients ou d'animaux atteints de Lupus Erythémateux disséminé (LED).

10 L'invention concerne également les applications de ces peptides et des compositions les contenant pour le diagnostic in vitro chez l'homme du LED, ainsi que leur utilisation à la constitution de trousse ou "kits" de diagnostic.

15 L'invention concerne en outre les applications de ces peptides à la production de compositions immunogènes et de compositions vaccinantes contre cette maladie.

20 L'invention concerne enfin les anticorps susceptibles d'être induits in vivo par ces peptides immunogènes ou rendus immunogènes et l'application de ces anticorps et des compositions les contenant pour le diagnostic in vitro chez l'homme atteint de LED, ainsi qu'à la production de médicaments contre cette maladie.

25 La présence d'autoanticorps dirigés contre les composants cellulaires est la caractéristique générale des maladies autoimmunes telles que le Lupus Erythémateus disséminé (LED), la Sclérodermie (Scl), la Polymyosite et la maladie du tissu connectif (MTCD)
30 (Morrow et Isenberg, 1987; Tan et al., 1988). Parmi les nombreux types d'autoanticorps identifiés dans ces maladies, ceux réagissant avec l'antigène Sm représentent un marqueur très utile car ils sont présents chez 20 à 30 % des sujets atteints de LED et très rarement chez les sujets atteints d'autres maladies autoimmunes systémiques des tissus connectifs.

L'antigène Sm est associé à une classe particulière de ribonucléoprotéines dénommées RNP; ces ribonucléoprotéines contiennent cinq espèces d'ARN riches en uridine dénommés U1, U2, U4, U5 et U6 (Lerner et Steitz, 1979; Brunel et al., 1985), dans chacune desquelles ont été identifiées sept protéines. Ces protéines ont été dénommées, en fonction de leur mobilité électrophorétique sur gels de polyacrylamide, bande B' (29 Kd), bande B (28 Kd), bande D (16 Kd), 5 bande D' (15,5 Kd), bande E (12 Kd), bande F (11 Kd) et bande G (9 Kd). En plus de ces protéines qui constituent le noyau commun, la particule U1-RNA contient trois polypeptides uniques respectivement de 70 Kd, 34 Kd (A) et 22 Kd (C). L'espèce U2-RNP contient deux polypeptides 10 uniques dénommés A' (33 Kd) et B'' (28,5 Kd). Les anticorps anti-RNP ou anti U1-RNP précipitent uniquement les composants de la particule U1, alors que les anticorps anti-Sm réagissent avec les particules U1, U2, U4, U5 et U6.

20 En outre, des études en immunoblot ont montré que les anticorps anti-U1-RNP réagissent avec les polypeptides A, C et 70 Kd, alors que les anticorps anti-Sm réagissent avec les polypeptides B', B et D; les bandes E, F et G sont également parfois reconnues par 25 les anticorps anti-Sm (Pettersson et al., 1984; Reichlin et Harley; 1987; Hoch, 1989; Combe et al. 1989).

Le séquençage de plusieurs polypeptides des ribonucléoprotéines a été obtenu par des techniques 30 d'ADN recombinant (Theissen et al., 1986; Habets et al., 1987; Stanford et al., 1987; Sillekens et al. 1987, 1989; Yamamoto et al., 1988; Rokeach et al. 1989). La demande de brevet européen N° 295 719 décrit le clonage 35 d'un ADN codant pour l'antigène Sm-D (Rokeach et al., 1988); ce gène code pour un polypeptide de 119 aminoacides contenant plusieurs régions basiques, et les auteurs pensent qu'un motif Glycine-Arginine répété neuf

5

fois et localisé à l'extrémité C-terminale constituerait le déterminant antigénique de l'antigène Sm-D. Cette séquence déduite de l'ADN isolé présente peu de similarité avec les autres polypeptides séquencés précédemment.

La demande de brevet N° 295 719 décrit en outre une méthode de détection du LED en utilisant l'antigène Sm-D cloné.

10

Les travaux effectués par la demanderesse sur la séquence du polypeptide Sm-D de 119 aminoacides, lui ont permis de constater que certaines séquences peptidiques sélectionnées à partir du dit polypeptide Sm-D présentent un intérêt particulier pour la détection du LED. La demanderesse a remarqué que certains peptides issus du polypeptide Sm-D sont reconnus de manière tout à fait spécifique par des anticorps présents chez les sujets atteint de LED. Lesdits peptides n'étant pas reconnus par les anticorps présents chez les patients atteints de maladies autoimmunes autres que le LED.

20

Ces observations montrent l'intérêt de ces peptides pour le diagnostic in vitro du LED.

25

La figure 1 représente la séquence peptidique du polypeptide Sm-D. Les correspondances entre les acides aminés et leur code à une lettre sont les suivantes :

30

35

A	alanine
C	cystéine
D	acide aspartique
E	acide glutamique
F	phénylalanine
G	glycine
H	histidine
I	isoleucine
K	lysine
L	leucine
M	méthionine

N	asparagine
P	proline
Q	glutamine
R	arginine
5 S	sérine
T	thréonine
V	valine
W	tryptophane
Y	tyrosine

10 L'invention concerne des peptides comportant de 15 à 40 aminoacides, capables de réagir avec des anticorps contre le polypeptide Sm-D présent dans un échantillon biologique d'un sujet atteint de Lupus Erythémateux Disséminé, ces peptides correspondant à une partie de la séquence du polypeptide Sm-D ou à une variante de cette séquence.

15 Des peptides préférés selon l'invention sont constitués par tout ou partie ou une variante d'une des séquences de formules :

20	XMKLVRFLMKLSHETVTIELKZ	(I)
	XIELKNGTQVHGTITGVDVSZ	(II)
	XDVSMNTHLKAVKMTLKNREZ	(III)
	XKMTLKNREPVQLETLSIRGNRIRYZ	(IV)
	XRIRYFILPDSLPLDTIRVDVEZ	(V)
25	XDTIRVDVEPKVKSKKREAVAZ	(VI)
	XGRGRGRGRGRGRGRGRGGPRRZ	(VII)

Dans les formules précédentes :

30 - les groupes X représentent, soit un groupe NH₂ libre ou amidé par un ou deux groupes alcoyles comprenant de 1 à 5 atomes de carbone, soit un groupe peptidique comprenant de 1 à 5 aminoacides, dont l'aminoacide N-terminal présente lui même un groupe NH₂ libre ou amidé comme précédemment, et

35 - les groupes Z représentent, soit un groupe OH libre ou alcoxyde et contenant alors un groupe alcoyle comprenant de 1 à 5 atomes de carbone, soit un

groupe peptidique de 1 à 5 aminoacides, dont l'aminoacide C-terminal présente un groupe OH libre ou alcoxyde comme précédemment.

5 Les groupes peptidiques de 1 à 5 aminoacides, éventuellement contenus dans X et/ou Z sont tels que leur présence ne modifie pas essentiellement les propriétés immunologiques, le cas échéant immunogènes, des peptides qui en sont dépourvus, mais peut les accroître.

10 Des peptides préférés selon l'invention sont les peptides répondant aux séquences de formules (I), (II), (III), (IV), (V), (VI) et (VII) dans lesquelles X représente un groupe NH₂ et Z représente un groupe OH ou, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, X et Z représentent chacun un groupe de 1 à 5 aminoacides.

15 20 Le peptide I répondant à la formule (I) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH libre, correspond aux résidus 1 à 20 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

25 Des peptides préférés répondant à la formule (I) dans laquelle Z représente un groupe de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide I prolongé à son extrémité C-terminale par les 1 à 5 aminoacides correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1. Ainsi, Z est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : N, NG, NGT, NGTQ, NGTQV.

30 35 Le peptide II répondant à la formule (II) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH libre, correspond aux résidus 17 à 35 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

Des peptides préférés répondant à la formule (II) dans laquelle X et Z représentent chacun un groupe peptidique de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide II prolongé de part et d'autre par les 1 à 5 aminoacides

correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1. Ainsi X est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : T, VT, TVT, ETVT, HETVT;

5 et Z est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : M, MN, MNT, MNTH, MNTHL.

10 Le peptide III répondant à la formule (III) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH libre, correspond aux résidus 33 à 51 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

15 Des peptides préférés répondant à la formule (III) dans laquelle X et Z représentent chacun un groupe de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide III prolongé de part et d'autre par les 1 à 5 aminoacides correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1. Ainsi X est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : V, GV, TGV, ITGV, TITGV;

20 et Z est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : P, PV, PVQ, PVQL, PVQLE.

Le peptide IV répondant à la formule (IV) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH libre, correspond aux résidus 44 à 67 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

25 Des peptides préférés répondant à la formule (IV) dans laquelle X et Z représentent chacun un groupe de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide IV prolongé de part et d'autre par les 1 à 5 aminoacides correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1. Ainsi X est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : V, AV, KAV, LKAV, HLKAV;

30 et Z est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : F, FI, FIL, FILP, FILPD.

35 Le peptide V répondant à la formule (V) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH

libre, correspond aux résidus 64 à 84 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

Des peptides préférés répondant à la formule (V) dans laquelle X et Z représentent chacun un groupe de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide V prolongé de part et d'autre par les 1 à 5 aminoacides correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1. Ainsi X est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : N, GN, RGN, IRGN, SIRGN;

et Z est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : P, PK, PKV, PKVK, PKVKS.

Le peptide VI répondant à la formule (VI) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH libre, correspond aux résidus 77 à 96 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

Des peptides préférés répondant à la formule (VI) dans laquelle X et Z représentent chacun un groupe de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide VI prolongé de part et d'autre par les 1 à 5 aminoacides correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1. Ainsi X est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : L, PL, LPL, SLPL, DSLPL;

et Z est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : G, GR, GRG, GRGR, GRGRG.

Le peptide VII répondant à la formule (VII) dans laquelle X est un groupe NH₂ libre et X un groupe OH libre, correspond aux résidus 97 à 119 du polypeptide Sm-D représenté à la figure 1.

Des peptides préférés répondant à la formule (VII) dans laquelle X représente un groupe de 1 à 5 aminoacides sont, le peptide VII prolongé à son extrémité N-terminale par les 1 à 5 aminoacides correspondants dans le polypeptide Sm-D de la figure 1.

Ainsi X est avantageusement choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : A, VA, AVA, EAVA, REAVA.

On entend par variantes, les séquences des peptides précités modifiées par insertion et/ou délétion et/ou substitution d'un ou plusieurs aminoacides, pour autant que les propriétés antigéniques ou immunogènes desdites séquences ne s'en trouvent pas modifiées; on peut notamment utiliser une partie des peptides précédemment décrit dans la mesure où cette séquence de plus petite taille conserve les propriétés immunologiques, le cas échéant immunogènes, vis à vis des anticorps réagissant avec le polypeptide Sm-D.

On entend aussi par variantes les séquences dans lesquelles la liaison peptidique (-CO-NH-) est remplacée par les structures -CO-N(CH₃)-, -CH₂-CH₂-, -CO-CH₂-, ou encore, les séquences dans lesquelles le squelette peptidique présente un ou plusieurs groupes intercalés tels que les groupes -CH₂-, -NH-, -O-. La présente invention englobe également les peptides dans lesquels les aminoacides présentant un carbone asymétrique sont sous forme D ou L.

L'invention concerne également les conjugués obtenus par couplage des peptides de l'invention avec des molécules porteuses éventuellement physiologiquement acceptables et non toxiques; à titre de molécules porteuses on peut citer des protéines naturelles comme l'anatoxine téstanique, l'albumine ou des sérum albumines.

Les peptides de l'invention possèdent des propriétés antigéniques et peuvent donc être utilisés dans des procédés de diagnostic pour la détermination ou le suivi de patients atteints de LED. L'invention concerne donc également les compositions contenant les peptides précédents ou un mélange de ces peptides ou encore ces peptides conjugués à une molécule porteuse, et susceptibles d'être reconnus par les autoanticorps

présents dans le sérum ou tout autre fluide biologique de patients atteints de LED. La détection du complexe peptide-anticorps in vitro est effectuée par des tests immunoenzymatiques du type ELISA, d'immunofluorescence, radioimmunologiques ou de radioimmunoprécipitation, ou d'immunotransfert (Immunoblot ou de dot-blot).

Pour la mise en oeuvre de ces tests, l'invention concerne les peptides froids non marqués ou marqués à l'aide d'un marqueur adéquat qui peut être de la biotine ou ses dérivés, une enzyme comme la peroxydase, un marqueur fluorescent comme la fluorescéine, un marqueur radiatif, etc...

De tels tests comprennent par exemple les étapes suivantes :

15 - dépôt d'une quantité déterminée d'une composition contenant un peptide ou un conjugué d'un peptide selon l'invention, dans les puits d'une plaque de microtitration ou sur un autre support tel que des billes ou des membranes de nitrocellulose, par exemple,

20 - dépôt dans les puits du liquide biologique à tester ou incubation de celui-ci avec les billes ou la membrane, en présence d'agents saturant ou après saturation préalable des supports activés,

25 - après incubation et rinçage des microplaques ou des billes, dépôt dans les puits ou incubation avec les billes d'un système de révélation du complexe peptide-anticorps éventuellement formé.

30 Dans un autre mode de réalisation de ce type de test, on met en oeuvre un mélange de peptides reconnaissant d'une part des anticorps présents dans le sérum de patients atteints de LED et d'autre part des anticorps présents dans des sérum de patients atteints d'une autre maladie autoimmune.

35 L'invention concerne encore les anticorps formés contre les peptides de l'invention. Anticorps qui peuvent être polyclonaux, ou monoclonaux et produits

alors par tout hybridome préparé selon les méthodes classiques de fusion cellulaire entre des cellules spléniques activées in vitro par l'antigène ou provenant d'un animal immunisé contre l'un des peptides de l'invention et des cellules d'une lignée de cellule myéломateuse.

En raison de la spécificité des peptides de l'invention vis à vis des anticorps des patients atteints de LED, les anticorps préparés à partir de ces peptides constituent des sondes également très spécifiques de l'antigène Sm-D du LED.

Par ailleurs, les anticorps formés contre les peptides de l'invention et les autoanticorps des patients réagissant avec lesdits peptides et obtenus après chromatographie d'affinité peuvent être utilisés pour préparer des anticorps anti-idiotypes constituant en partie une copie exacte du peptide antigénique initial et donc capable de se lier aux autoanticorps observés chez les patients atteints de LED.

La présente invention concerne donc ces anticorps anti-idiotypes et les compositions les contenant ainsi que leur application pour le diagnostic in vitro chez l'homme de la présence d'autoanticorps observés dans le cas de LED.

L'invention concerne enfin des compositions immunogènes pour la production de vaccins dont le principe actif est constitué par au moins un peptide ou un anticorps anti-idiotype selon l'invention, éventuellement conjugué à une molécule porteuse, induisant la production d'anticorps contre lesdits peptides et qui sont capables d'interférer avec la pathologie et/ou les manifestations cliniques du LED. Les compositions pharmaceutiques selon l'invention, utilisables comme vaccin sont constituées par des solutions ou suspensions injectables ou administrables par d'autres voies pouvant être administrées à des

doses situées entre 10 µg/Kg et 100 mg/Kg de peptide selon l'invention.

5 D'autres caractéristiques et avantages de l'invention apparaîtront à la lecture des exemples qui suivent et qui sont illustrés par les figures en annexe, étant entendu que ces exemples ne sauraient être interprétés comme tendant à réduire la portée des revendications.

10

EXEMPLE 1

SYNTHESE, PURIFICATION ET CARACTERISATION DES PEPTIDES

15 Les peptides selon l'invention peuvent être préparés par les techniques classiques de synthèse peptidique en phase solide, soit par condensation successive des résidus d'acides aminés dans l'ordre requis, soit par condensation des résidus d'acides aminés sur un fragment préalablement formé et contenant déjà plusieurs aminoacides dans l'ordre approprié ou encore par condensation de plusieurs fragments préalablement préparés, en prenant soin de protéger au préalable toutes les fonctions réactives portées par les résidus d'acides aminés ou les fragments, exceptées les 20 fonctions amine et carboxyle engagées dans la liaison peptidique formée lors de la condensation.

25

30 Selon un mode de préparation préféré des peptides de l'invention, on utilise une résine PAM; la fonction amine de l'acide aminé ajouté est protégée par un groupe terbutyloxycarbonyle (Boc), les chaînes latérales des acides aminés trifonctionnels sont protégées par exemple par les groupes suivants : le cyclohexyle pour l'acide glutamique et l'acide aspartique, le benzyle pour la thréonine et la sérine, le 2-chlorobenzylloxycarbonyle pour la lysine, le 2,6-dichlorobenzyle pour la tyrosine, le p-toluenesulfonyle 35

pour l'arginine et l'histidine. La methionine est introduite sous forme de terbutyloxycarbonyle (O) sulfoxyde methionine qui est réduite en méthionine lors du clivage final du peptide de la résine par action de l'acide fluorhydrique anhydre. Les boc's acides aminés sont couplés sous forme d'ester de benzotriazole sauf Boc histidine qui est introduit sous forme d'anhydre symétrique.

Le temps de couplage total est d'environ 45 minutes; un test à la ninhydrine est utilisé pour vérifier la bonne réalisation du couplage lequel, si nécessaire, peut être doublé.

A la fin de la synthèse et après la dernière étape de déprotection, la résine est lavée et sèchée. Selon la présence ou l'absence de (O)méthionine dans la séquence un traitement fort ou faible à l'acide fluorydrique est utilisé pour la déprotection et le clivage du peptide de la résine.

Après lyophilisation le produit brut est dissout dans l'acide acétique 10 % et purifié par chromatographie moyenne pression. Les peptides sont alors caractérisés par chromatographie en phase liquide à haute pression ainsi que par l'analyse de leur composition en aminoacides par spectrométrie de masse.

25

EXEMPLE 2

ETUDES SEROLOGIQUES

1 - Matériels

30 a - 165 patients atteints d'un lupus érythémateux disséminé (LED) actif ont été testés et comparés à ceux de 32 patients atteints de Sclerodermie (Scl), de 14 patients atteints de maladie mixte du tissu connectif (MTCD), de 2 atteints de Polymyosite, de 13 patients atteints de Sarcoidose, de 5 patients atteints du syndrome de Sjogren, de 35 patients atteints

d'arthrite rhumatoïde (RA) et de 86 patients atteints d'arthrite chronique juvénile (JCA).

b - 53 sérum de volontaires sains ont été utilisés comme témoins.

5 c - 18 sérum humains et 5 anticorps monoclonaux de souris reconnaissant en immunoblot les bandes de l'antigène Sm ont également été utilisés. Ces 5 anticorps proviennent respectivement du clone H126 (décrit par Reuter et Lührmann en 1986) réagissant avec les bandes B', B et D, du clone Y12 (décrit par Pettersson et al. en 1984) réagissant avec les bandes B', B, D et E, du clone H57 (décrit par R. Lührmann) réagissant avec les bandes B1 et B, et des clones 2-73 (anti-U1 RNP) et 7-13 (anti-Sm) (décris par Billings et al. en 1982 et 1985) qui lient le polypeptide D.

10 15 d - les peptides I, II, III, IV, V, VI et VII ont été synthétisés selon la technique décrite à l'exemple I, leur degré de pureté est d'au moins 85 %.

2) Méthode

20 La réaction immunologique entre les peptides I, II, III, IV, V, VI et VII et les anticorps des différents sérum a été mesurée par ELISA selon le protocole suivant :

25 30 - 1 à 2 μ M de chaque peptide dilué dans une solution 0,05 M de tampon carbonate à pH 9,6 sont déposés dans les puits d'une plaque de microtitration, à une température de 37° Celsius; les plaques sont alors misent à incuber 1 heure à 37° Celsius avec une solution à 10mg/ml de sérum albumine bovine (BSA) en tampon PBS pH 7,4 contenant 0,05 % de Tween 20 (PBS-T-BSA);

35 - après trois lavages avec le tampon PBS-T, le sérum du patient dilué au 1/1000 dans le tampon PBS-T-BSA, est ajouté dans les puits et laissé incuber 1 heure à 37° Celsius;

35 - après plusieurs lavages, la réaction est détectée par incubations successives d'une heure à 37°

Celsius avec un conjugué de biotine spécifique de l'IgG humaine, puis avec un conjugué streptavidine marqué à la peroxydase également pendant 1 heure à 37° Celsius.

La révélation de la réaction enzymatique est effectuée par addition d'un substrat de la peroxydase tel que le 2,2'-azinobis(3-ethylbenzthiazoline sulfonate) (ABTS) pendant une heure à 37° Celsius. La valeur de la densité optique (DO) est mesurée au spectrophotomètre à 405 nm. La révélation peut également se faire en une seule étape après incubation du sérum en ajoutant un conjugué anti IgG humaine marqué à la peroxydase (30 mn à 37° Celsius) puis le substrat (TMB 3, 3', 5' tétra méthyl benzidine) pour 15 mn à 37° Celsius). La réaction est bloquée par addition d'HCl 2M et la DO est lue à 450 nm.

Afin de déterminer le seuil de positivité du test, une série de 53 sérum d'individus en bonne santé, dilués au 1/1000 ont été testés avec 1 uM et 2 uM des peptides I et IV disposés dans les puits de microplaques; l'absorption moyenne à 405 nm est de 0,10 avec une déviation standard de 0,084. Un sérum est donc considéré comme positif lorsque la valeur de sa DO est supérieure à la moyenne additionnée de deux fois la déviation standard, c'est-à-dire 0,3 unité de DO.

En utilisant ce seuil, 1,8 % des sérum d'individus normaux ont été trouvés positifs avec les deux peptides (Figure 2). En mettant le seuil à DO moyenne plus 5 déviations standards le test devient totalement spécifique pour le LED.

30

3) Etudes des 18 sérum de patients reconnaissant la bande D en Immunoblot

35 Parmi ces sérum, 12 soit 67 %, ont réagi avec le peptide I (DO comprise entre 0,30 et 0,81; valeur moyenne de la DO 0,47 et valeur de la déviation standard 0,15), 16 soit 89 %, ont réagi avec le peptide

IV (DO comprise entre 0,30 et 1,20; valeur moyenne de la DO 0,57 et valeur de la déviation standard 0,25) et 6 soit 33 %, ont réagi avec le peptide VII (DO comprise entre 0,30 et 0,73; valeur moyenne de la DO 0,46 et valeur de la déviation standard 0,16).

Tous les sérums ayant réagi avec le peptide I et/ou le peptide VII ont également réagi avec le peptide IV. Aucun des sérums n'a réagi avec les peptides II, III, V et VI.

Il apparaît donc que la majeure partie des sérums réagissant en immunoblot avec la bande D peuvent être identifiés par leur réaction en ELISA avec le seul peptide IV.

En outre, les cinq anticorps monoclonaux de souris réagissant en immunoblot avec certaines des bandes de l'antigène Sm ont été testés avec les peptides I, II, III, IV, V, VI et VII.

Les anticorps des clones 2-73 et 7-13 ont réagi avec avec le peptide VII en ELISA. Les trois autres anticorps n'ont réagi avec aucun des sept peptides.

4) Etude des sérums des patients atteints de LED et d'autres maladies rhumatisques

Parmi les 165 patients atteints de LED, 59 % possèdent des anticorps pouvant réagir avec le peptide I (valeur de la DO comprise entre 0,30 et 1,67; valeur moyenne de la DO 0,77), 37 % d'entre eux possèdent des anticorps réagissant avec le peptide IV (valeur de la DO comprise entre 0,30 et 0,58; valeur moyenne de la DO 0,58), deux sérums hors des 165 testés ont réagi avec le peptide VII, et aucun sérum n'a réagi avec les peptides II, III, V et VI (Figure 2, tableau I).

Les peptides I et IV sont rarement reconnus par les anticorps des sérums de patients atteints d'une autre maladie rhumatisante que le LED. 6 % des sérums de

patients atteints de RA ont réagi avec l'un des peptides I (valeur de la DO comprise entre 0,30 et 0,39) et IV (valeur de la DO comprise entre 0,30 et 0,41). Seulement 5 6 % des sérum des patients atteints de Scl ont réagi avec le peptide I (valeur de la DO comprise entre 0,30 et 0,36) et aucun avec le peptide IV.

10 Les résultats concernant les peptides I et IV sont rapportés dans le tableau I ci-dessous. Les sérum des patients ont été dilués au 1/1000 et mis en contact avec 1 uM du peptide I et 2 uM du peptide IV adsorbés sur une plaque de microtitration. Les valeurs sont exprimées en pourcentage de sérum positifs par rapport au nombre total de sérum testés. Un sérum est considéré positif lorsque la valeur de la DO est 15 supérieure ou égale à 0,3 (ce qui correspond à la valeur moyenne de la DO pour les 53 sérum d'individus en bonne santé ajouté de deux fois la déviation standard) après une heure d'incubation de l'anti-IgG humaine conjugué à l'enzyme avec le substrat de ladite enzyme.

20

TABLEAU I

	type de sérum	nombre de sérum	peptide I	peptide IV
25	LED	165	58,8 %	37,0 %
	Scl	32	6,3	0
	MCTD	14	0	0
	Polymyosite	2	0	0
	Sarcoidose	13	0	0
30	Syndrome de Sjögren	5	0	0
	RA	35	5,7	5,7
	JCA	86	1,2	1,2
	Normal	53	1,8	1,8

Ces résultats sont également rapportés à la figure 2 en annexe selon une autre présentation.

5 Dans la mesure où tous les sérum positifs avec le peptide IV sont également positifs avec le peptide I en ELISA, l'utilisation du peptide I en ELISA permet d'identifier environ 60 % des sérum de patients atteints de Lupus Erythémateux Disséminé. La figure 3 en annexe montre la liaison des autoanticorps présents dans le sérum de patients atteints de LED avec les peptides I et IV.

10

EXEMPLE 3

PREPARATION ET ETUDE D'ANTISERUMS OBTENUS

15 CHEZ LE LAPIN

1) Préparation des antisérum

20 Des antisérum contre les peptides I, II, III, IV, V, VI et VII sont obtenus chez le lapin. A chaque injection le lapin reçoit 100 ug de peptide dans une solution saline en présence de l'adjuvant de Freund (V/V). Des séries d'injections sous cutanés sont administrées deux fois par mois pendant quatre mois en utilisant deux lapins par peptide.

25 Après trois injections, le sang des lapins est régulièrement prélevé une semaine après chaque injection et le taux d'anticorps sériques est mesuré en ELISA.

2) Méthode

30 La liaison des anticorps de lapin avec les 7 peptides est mesurée en ELISA selon une méthode identique à celle décrite précédemment (voir EXEMPLE II point 2), excepté en ce qui concerne la réaction immunologique qui est révélée par addition d'anti-immunoglobulines de lapin préparées chez la chèvre et conjuguées à de la peroxydase.

35

En outre, pour tester les anticorps monoclonaux, les surnageants des cultures d'hybridomes sont dilués au 1/50 dans un tampon PBS-T-BSA et mis en contact avec les peptides. La réaction est révélée par addition successive d'anti-immunoglobulines de souris préparées chez le lapin et d'anti-immunoglobulines de lapin préparées chez la chèvre et conjuguées à la peroxydase comme précédemment.

10

3) Résultats

15

Une forte réponse est obtenue pour les peptides I, II, III, IV, V et VI après trois injections aux lapins (la valeur de la DO à 405 nm est supérieure à 2,0 après 60 minutes d'incubation du substrat avec les antisérum dilués au 1/5000 et 1/10000.

20

25

Ces résultats indiquent que l'incapacité des peptides II, III, V et VI à réagir avec le sérum des patients, voir tableau I ci-dessus, n'est pas due à une mauvaise adsorption de ces peptides sur la plaque ELISA. Seul le peptide VII donne une réponse plus modérée chez les lapins (la valeur de la DO est de 2,0 après 60 minutes d'incubation avec les antisérum dilués au 1/250 et 1/500). Cette réactivité relativement faible de l'antisérum avec le peptide VII n'est pas due à une mauvaise adsorption du peptide sur la plaque ELISA puisque les anticorps monoclonaux 2-73 et 7-13 ont réagi fortement avec ce peptide, (voir EXEMPLE II point 3).

EXAMPLE IV

30

ETUDE DE LA CORRELATION ENTRE LED ANTICORPS ANTI-ADN ET LES ANTICORPS CONTRE LES PEPTIDES DU POLYPEPTIDE D

35

Les sérum des patients atteints de LED ont également été testés pour déterminer la présence d'anticorps réagissant en ELISA avec de l'ADN natifs double brin. Aucune corrélation n'a été mise en évidence

entre la présence d'anticorps anti-ADN et la présence d'anticorps réagissant avec les peptides I ou IV.

EXEMPLE V

5

PREDICTION DES SITES ANTIGENIQUES DE L'ANTIGENE Sm-D

10

La méthode mise en œuvre utilise des algorithmes basés sur certains paramètres comme l'hydrophilie et la mobilité de courts segments de la structure primaire des protéines (Van Regenmortel et Daney de Marcillac, 1988).

15

De manière surprenante les résultats obtenus n'indiquent pas que le peptide I, s'étendant des résidus 1 à 20 du polypeptide Sm-D, comprend un épitope déterminant du polypeptide. Ces résultat sont rapportés à la figure 4.

20

Les légendes des figures illustrant la description qui précédent sont les suivantes :

- La figure 1 représente la séquence déduite du polypeptide Sm-D selon le c-DNA.

25

- La figure 2 représente la liaison en ELISA des peptides I et IV. L'activité des IgG anti-peptide est mesurée sur 53 sérum de sujets en bonne santé (NHS), 165 sérum de patients atteints de Lupus Erythémateux disséminé (LED), 32 sérum de patients atteints de Sclerodermie (Scl) et 35 sérum de patients atteints d'Arthrite Rhumatoïde (RA). Tous les sérum ont été dilués au 1/1000 et le niveau d'anticorps est exprimé en unité de densité optique (OD) à 405 nm après hydrolyse du substrat pendant 60 minutes.

30

- La figure 3 représente la liaison en ELISA de 6 sérum de patients atteints de Lupus Erythémateux disséminé (I, n, s, m, r, s), et de 1 sérum de sujet en bonne santé (U), avec le peptide I (cadres A et C) et le peptide IV (cadres B et D). En A et B, les sérum sont

35

dilués au 1/1000 et mis en contact avec diverses concentrations du peptide I; en B et D, diverses concentrations des sérum sont mises en contact respectivement avec 1 et 2 μ M des peptides I et IV.

5 - La figure 4 représente les profiles de prédition antigénique du polypeptide Sm-D construits selon les échelles suivantes :

10 . en A : selon Parker et al. (1986),
. en B : selon Hopp et Woods (1981),
. en C : selon Karplus et Schultz (1985),
ces échelles ont été normalisées selon Van Regenmortel et Daney de Marcillac (1988). Les graphiques sont tracés entre le quatrième résidu et le résidu n-3. Les épitopes reconnus par les anticorps des patients atteints de LED sont représentés en trait épais.

15 20 L'ensemble des résultats énoncés dans les exemples précédents indique clairement que les peptides issus de l'antigène Sm-D sont particulièrement utiles pour la mise en oeuvre d'un test de diagnostic quantitatif d'une grande sensibilité du LED.

25 30 Les observations recueillies sur le peptide I montrent que 59% des patients atteints de LED possèdent des anticorps du type IgG reconnaissant le peptide, alors que 6% des sérum de patients atteints d'une autre maladie autoimmune et moins de 4 % des sérum de sujets normaux réagissent avec le peptide I en ELISA. Le peptide I, éventuellement utilisé avec le peptide IV, constitue donc une sonde particulièrement efficace pour le diagnostic du Lupus Erythémateux Disséminé.

30 Ce pourcentage de près de 60% est supérieur à ce qui a été décrit antérieurement avec des protéines purifiées.

REFERENCES

Billings, P.B., Allen, R.W., Jensen, F.C. and Hoch, S.O. 1982. Anti-RNP monoclonal antibodies derived from a mouse strain with lupus-like autoimmunity. *J. Immunol.* 128: 1176.

Billings, P.B., Barton, J.R. and Hoch, S.O. 1985. A murine monoclonal antibody recognizes the 13,000 molecular weight polypeptide of the Sm small nuclear ribonucleoprotein complex. *J. Immunol.* 135: 428.

Bringmann, P. and Lührmann, R. 1986. Purification of the individual snRNPs U1, U2, U5 and U4/U6 from HeLa cells and characterization of their protein constituents. *The Embo J.* 5: 3509.

Brune, C., Sri-Widada, J. and Jeanteur, P. 1985. snRNP's and scRNP's in eukaryotic cells. In *Progr. Mol. Subcell. Biol.* Vol.9. F.E. Hahn, D.J. Kopecko, W.E.G. Müller, eds. Springer Verlag (Berlin), p. 1-52.

Combe, B., Rucheton, M., Graafland, H., Lussiez, V., Brune, C. and Sany, J. 1989. Clinical significance of anti-RNP and anti-Sm autoantibodies as determined by immunoblotting and immunoprecipitation in sera from patients with connective tissue diseases. *Clin. Exp. Immunol.* 75: 18.

Eisenberg, R.A., Dyer, K., Craven, S.Y., Fuller, C.R. and Yount, W.J. 1985. Subclass restriction and polyclonality of the systemic lupus erythematosus marker antibody anti-Sm. *J. Clin. Invest.* 75: 1270.

Habets, W.J., Sillekens, P.T.G., Hoet, M.H., Schalken, J.A., Roebroek, A.J.M., Leunissen, J.A.M., Van de Ven, W.J.M. and Van Venrooij, W.J. 1987. Analysis of a cDNA clone expressing a human autoimmune antigen: Full-length sequence of the U2 small nuclear RNA-associated B" antigen. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 84: 2421.

Hardin, J.A. 1986. The lupus autoantigens and the pathogenesis of systemic lupus erythematosus. *Arthritis Rheum.* 29: 457.

Hoch, S.O. 1989. Application of protein blotting to the study of autoimmune disease. In *Protein Blotting. Methodology, research and diagnostic applications*. B.A. Baldo, E.R. Tovey, S. Karger AG, Basel, p. 140-164.

Hopp, T.P. and Woods, K.R. 1981. Prediction of protein antigenic determinants from amino acid sequences. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 78: 3824.

Kaiser, E., Colescott, R.L., Bossinger, C.D. and Cook, P.L. 1970. Color test for detection of free terminal amino groups in the solid phase synthesis of peptides. *Anal. Biochem.* 34: 595.

Karpus, P.A. and Schuiz, G.E. 1985. Prediction of chain flexibility in proteins. *Naturwissenschaften* 72: 212.

Lerner, M.R. and Steitz, J.A.. 1979. Antibodies to small nuclear RNAs complexed with proteins are produced by patients with systemic lupus erythematosus. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 76: 5495.

McCarty, G.A., Rice, J.R., Bembe, M.L. and Pisetsky, D.S. 1982. Independent expression of autoantibodies in systemic lupus erythematosus. *J. Rheum* 9: 691.

Merrifield, R.B. 1963. Solid phase peptide synthesis. I. The synthesis of a tetrapeptide. *J. Amer. Chem. Soc.* 85: 2149.

Morrow, J. and Isenberg, D.A.. 1987. Systemic Lupus Erythematosus. In *Autoimmune Rheumatic Diseases*, chap. 3. Blackwell Scientific Publ., pp. 48.

Muiller, S., Plaué, S., Couppéz, M. and Van Regenmortel, M.H.V. 1986. Comparison of different methods for localizing antigenic regions in histone H2A. *Molec. Immunol.* 23: 593.

Muiller, S., Bonnier, D., Thiry, M. and Van Regenmortel, M.H.V. 1989. Reactivity in systemic lupus erythematosus with synthetic core histone peptides. *Int. Arch. Allergy Appl. Immunol.* 89: 288.

Muiller, S., Briand, J.P. and Van Regenmortel, M.H.V.. 1988. presence of antibodies to ubiquitin during the autoimmune response associated with systemic lupus

erythematosus. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 85: 8176.

Parker, J.M.R., Guo, D. and Hodges, R.S.. 1986. New hydrophilicity scale derived from high-performance liquid chromatography peptide retention data : Correlation of predicted surface residues with antigenicity and X-ray-derived accessible sites. *Biochemistry* 25: 5425.

Pettersson, I., Hinterberger, M., Mimori, T., Gorlieb, E. and Steitz, J.A.. 1984. The structure of mammalian small nuclear ribonucleoproteins. *J. Biol. Chem.* 259: 5907.

Plaué, S. and Briand, J.P.. 1988. Solid-phase peptide synthesis. In *Synthetic Polypeptides as Antigens* In the series *Laboratory Techniques in Biochemistry and Molecular Biology*, vol. 19. R.H. Burdon and P.H. Van Knippenberg, eds. Elsevier, Amsterdam, p. 41-94.

Plaué, S., Muller, S. and Van Regenmortel, M.H.V. 1989. A branched, synthetic octapeptide of ubiquinated histone H2A as target of autoantibodies. *J. Exp. Med.* 169: 1607.

Reichlin, M. and Harley, J.B. 1987. ANA subsets in systemic lupus erythematosus. In *Systemic Lupus Erythematosus*. J.S. Smoien, C.C. Zielinski, eds. Springer Verlag (Berlin), p. 105-123.

Reuter, R. and Lührmann, R. 1986. Immunization of mice with purified U1 small nuclear ribonucleoprotein (RNP) induces a pattern of antibody specificities characteristic of the anti-Sm and anti-RNP autoimmune response of patients with lupus erythematosus, as measured by monoclonal antibodies. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 83: 8689.

Rokeach, L.A., Haselby, J.A. and Hoch, S.O. 1988. Molecular cloning of a cDNA encoding the human Sm-D autoantigen. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 85: 4832.

Rokeach, L.A., Jannatipour, M., Haselby, J.A. and Hoch, S.O. 1989. Primary structure of a human small nuclear ribonucleoprotein polypeptide as deduced by cDNA analysis. *J. Biol. Chem.* 264: 5024.

Sillekens, P.T.G., Habets, W.J., Beijer, R.P. and Van Venrooij, W.J. 1987. cDNA cloning

of the human U1 snRNA-associated A protein : extensive homology between U1 and U2 snRNP-specific proteins. *The EMBO J.* 6: 3841.

Sillekens, P.T.G., Beijer, R.P., Habets, W.J. and Van Venrooij, W.J. 1989. Molecular cloning of the cDNA for the human U2 snRNA-specific A' protein. *Nucl. Acids Res.* 17: 1893.

Stanford, D.R., Rohleder, A., Neiswanger, K. and Wieben, E.D. 1987. DNA sequence of a human Sm autoimmune antigen. *J. Biol. Chem.* 262: 9931.

Tam, J.P., Heath, W.F. and Merrifield, R.B. 1983. SN2 deprotection of synthetic peptides with a low concentration of HF in dimethyl sulfoxide : evidence and application in peptide synthesis. *J. Amer. Chem. Soc.* 105: 6442.

Tan, E.M., Chan, E.K.L., Sullivan, K.F. and Rubin, R.L. 1988. Antinuclear antibodies (ANAs) : Diagnostically specific immune markers and clues toward the understanding of systemic autoimmunity. *Curr. Immunol. Immunopath.* 47: 121.

Tan, E.M. and Kunkel, H.G. 1966. Characteristics of a soluble nuclear antigen precipitating with sera of patients with systemic lupus erythematosus. *J. Immunol.* 96: 464.

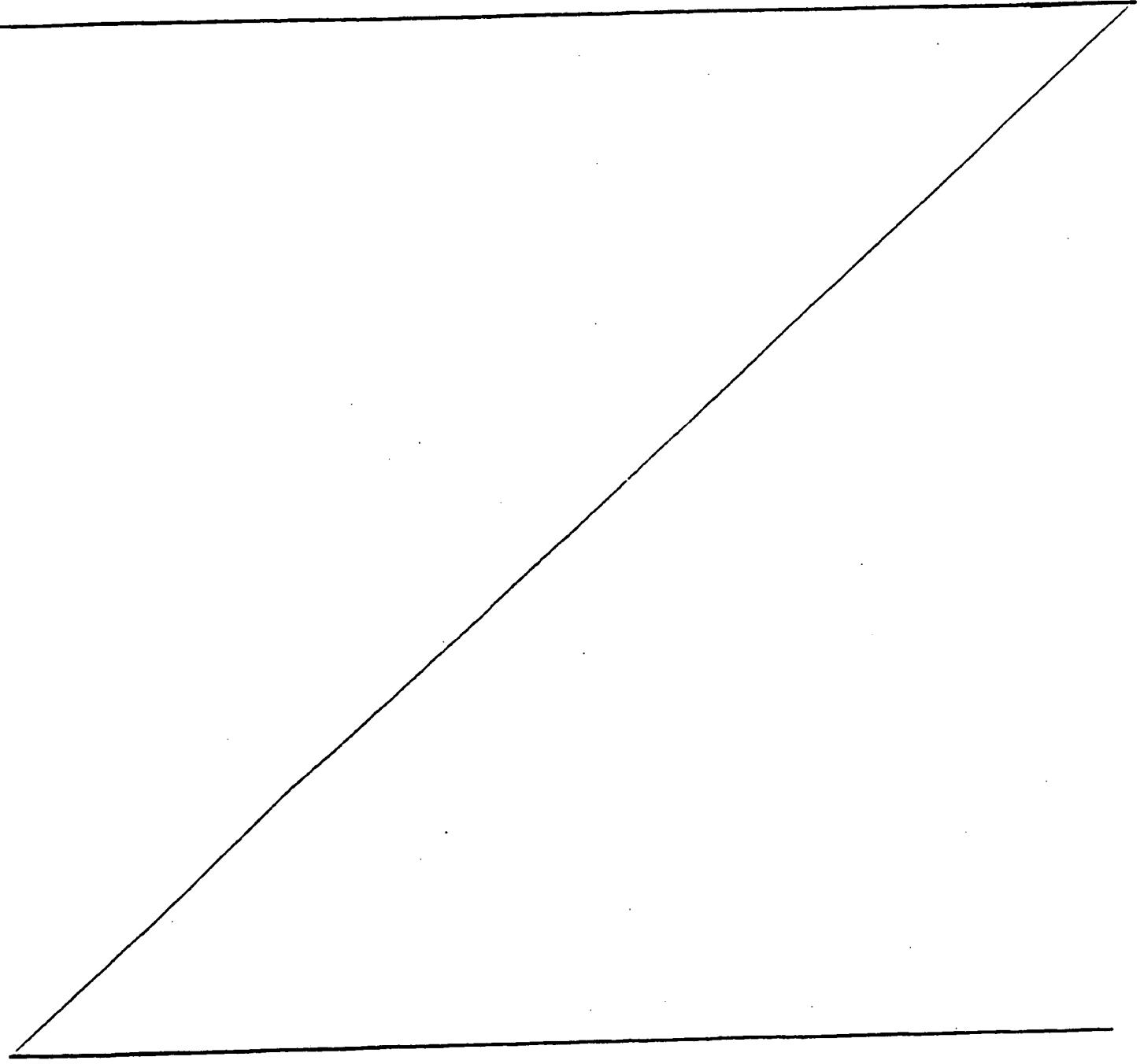
Theissen, H., Erzerodt, M., Reuter, R., Schneider, C., Lottspeich, F., Argos, P., Lüthmann, R. and Philipson, L. 1986. Cloning of the human cDNA for the U1 RNA-associated 70K protein. *The EMBO J.* 5: 3209.

Tuaillon, N., Muller, S., Pasquali, J.L., Bordigoni, P., Youinou, P., and Van Regenmortel, M.H.V. 1990. Antibodies from patients with rheumatoid arthritis and juvenile chronic arthritis analyzed with core histone synthetic peptides. *Int. Arch. All. Appl. Immunol.* (in press).

Van Regenmortel, M.H.V. and Daney de Marcillac, G. 1988. An assessment of prediction methods for locating continuous epitopes in proteins. *Immunol. Lett.* 17: 95.

Williams D.G., Charles, P.J. and Maini, R.N.. 1988. Preparative isolation of p67, A, B, B' and D from aRNP/Sm and Sm antigens by reverse-phase chromatography. *J. Immunol. Meth.* 113: 25.

Yamamoto, K., Miura, H., Moroi, Y., Yoshinoya, S., Goto, M., Nishioka, K. and Miyamoto, T. 1988. Isolation and characterization of a complementary DNA expressing human U1 small nuclear ribonucleoprotein C Polypeptide. *J. Immunol.* 140: 311.



REVENDICATIONS

1 - Peptide comportant entre 15 et 40
5 aminoacides capable de réagir avec des anticorps contre
le polypeptide Sm-D présents dans un échantillon
biologique d'un sujet atteint de Lupus Erythémateux
Disséminé, ce peptide correspondant à une partie de la
séquence du polypeptide Sm-D.

10 2 - Peptide selon la revendication 1,
caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie
ou une variante d'une des séquences de formules :

XMKLVRFLMKLSHETVTIELKZ (I)

XIELKNGTQVHGTITGVDVSZ (II)

XDVSMNTHLKAVKMTLKNREZ (III)

15 XKMTLKNREPQLETLSIRGNIRYZ (IV)

XRIRYFILPDSLPLDTIRVDVEZ (V)

XDTIRVDVEPKVKSKKREAVAZ (VI)

XGRGRGRGRGRGRGRGRGGPZZ (VII)

dans lesquelles :

20 - les groupes X représentent soit un groupe
NH₂ libre ou amidé par un ou deux groupes alcoyles
comprenant de 1 à 5 atomes de carbone soit, dans la
mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne
s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais
éventuellement augmentées, un groupe peptidique
25 comprenant de 1 à 5 aminoacides, dont l'aminoacide N-
terminal présente lui même un groupe NH₂ libre ou amidé
comme précédemment, et

30 - les groupes Z représentent soit un groupe
OH libre ou alcoyle et contenant alors un groupe
alcoyle comprenant de 1 à 5 atomes de carbone soit, dans
la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne
s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais
éventuellement augmentées, un groupe peptidique
35 comprenant de 1 à 5 aminoacides, dont l'aminoacide C-

terminal présente un groupe OH libre ou alcoxyle comme précédemment.

3 - Peptide selon l'une des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

XMKLVRFLMKLSHETVTIELKZ (I)

10 dans laquelle, X représente un groupe NH₂ libre, et Z représente soit un groupe OH libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : N, NG, NGT, NGTQ, NGTQV.

15 4 - Peptide selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

XIELKNGTQVHGTITGVDVSZ (II)

20 dans laquelle, X représente soit un groupe
NH₂ libre soit, dans la mesure où les propriétés
immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas
essentiellement modifiées mais éventuellement
augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les
groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : T, VT, TVT,
25 ETVT, HETVT;

et Z représente soit un groupe OH libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : M, MN, MNT, MNTH, MNTHL.

5 - Peptide selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

XDVSMNTHLKAVKMTLKNREZ (III)

5 dans laquelle, X représente, soit un groupe NH₂ libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : V, GV, TGV, ITGV, TITGV;

et Z représente, soit un groupe OH libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : P, PV, PVQ, PVQL, PVQLE.

15 6 - Peptide selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

XKMTLKNREPVOLETLSIRGNRIRYZ (IV)

et Z représente, soit un groupe OH libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : F, FI, FIL, FILP, FILPD.

7 - Peptide selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

X R I R Y F I L P D S L P L D T I R V D V E Z (V)

5 dans laquelle, X représente soit un groupe NH₂ libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : N, GN, RGN, IRGN, SIRGN;

10 et Z représente soit un groupe OH libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : P, PK, PKV, PKVK, PKVKS.

15 8 - Peptide selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

XDTIRVDVEPKVKSKKREAVAZ (VI)

20 dans laquelle X représente soit un groupe NH₂ libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants :L, PL, LPL, SLPL, 25 DSLPL;

30 et Z représente soit un groupe OH libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants :G, GR, GRG, GRGR, GRGRG.

35 9 - Peptide selon l'une quelconque des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il est constitué par tout ou partie ou une variante de la séquence de formule :

XGRGRGRGRGRGRGRGRGGPZR (VII)

5 dans laquelle Z représente un groupe OH, et X représente soit un groupe NH₂ libre soit, dans la mesure où les propriétés immunologiques du peptide ne s'en trouvent pas essentiellement modifiées mais éventuellement augmentées, un groupe peptidique choisi parmi les groupes de 1 à 5 aminoacides suivants : A, VA, AVA, EAVA, REAVA.

10 - Anticorps dirigés contre l'antigène Sm-D, caractérisés en ce qu'ils sont reconnus par un ou plusieurs peptides selon l'une des revendications 1 à 9.

11 - Anticorps anti-idiotypes formés contre un anticorps selon la revendication 10, caractérisés en ce qu'il reconnaissse, de manière spécifique, les autoanticorps présents dans des fluides biologiques, notamment des sérums, de patients atteints de Lupus Erythémateux Disséminé.

12 - Composition antigénique contenant un peptide selon l'une quelconque des revendication 1 à 9, caractérisée en ce qu'elle réagit immunologiquement avec les autoanticorps présents dans des fluides biologiques, notamment des sérums, de patients atteints de Lupus Erythémateux Disséminé.

13 - Composition immunogène contenant au moins un peptide selon l'une quelconque des revendications 1 à 9, ou un conjugué de ce peptide avec une molécule porteuse, caractérisée en ce qu'elle induit la production d'anticorps capables de reconnaître l'antigène Sm-D.

14 - Procédé de diagnostic in vitro du Lupus
30 Erythémateux Disséminé dans un fluide biologique,
caractérisé en ce qu'il comprend au moins les étapes
suivantes :

35 - la mise en contact de ce fluide biologique avec au moins un peptide selon l'une quelconque des revendications 1 à 9, ou un conjugué de ce peptide avec une molécule porteuse, ou encore un anticorps anti-

idiotype selon la revendication 11, dans des conditions permettant la formation d'un complexe immunologique;

5 - la détection de la présence d'un complexe immunologique antigène-anticorps ou d'un complexe anticorps-anticorps anti-idiotype, par des méthodes physiques ou chimiques, dans ledit fluide biologique.

15 - Kit pour le diagnostic in vitro du Lupus Erythémateux Disséminé, caractérisé en ce qu'il comprend :

10 - au moins un peptide selon l'une quelconque des revendications 1 à 9, ou un conjugué de ce peptide avec une molécule porteuse, ou encore un anticorps anti-idiotype selon la revendication 11;

15 - des réactifs pour la constitution d'un milieu propice à la réaction immunologique entre les peptides ou les anticorps anti-idiotypes et les autoanticorps éventuellement présents dans un échantillon biologique;

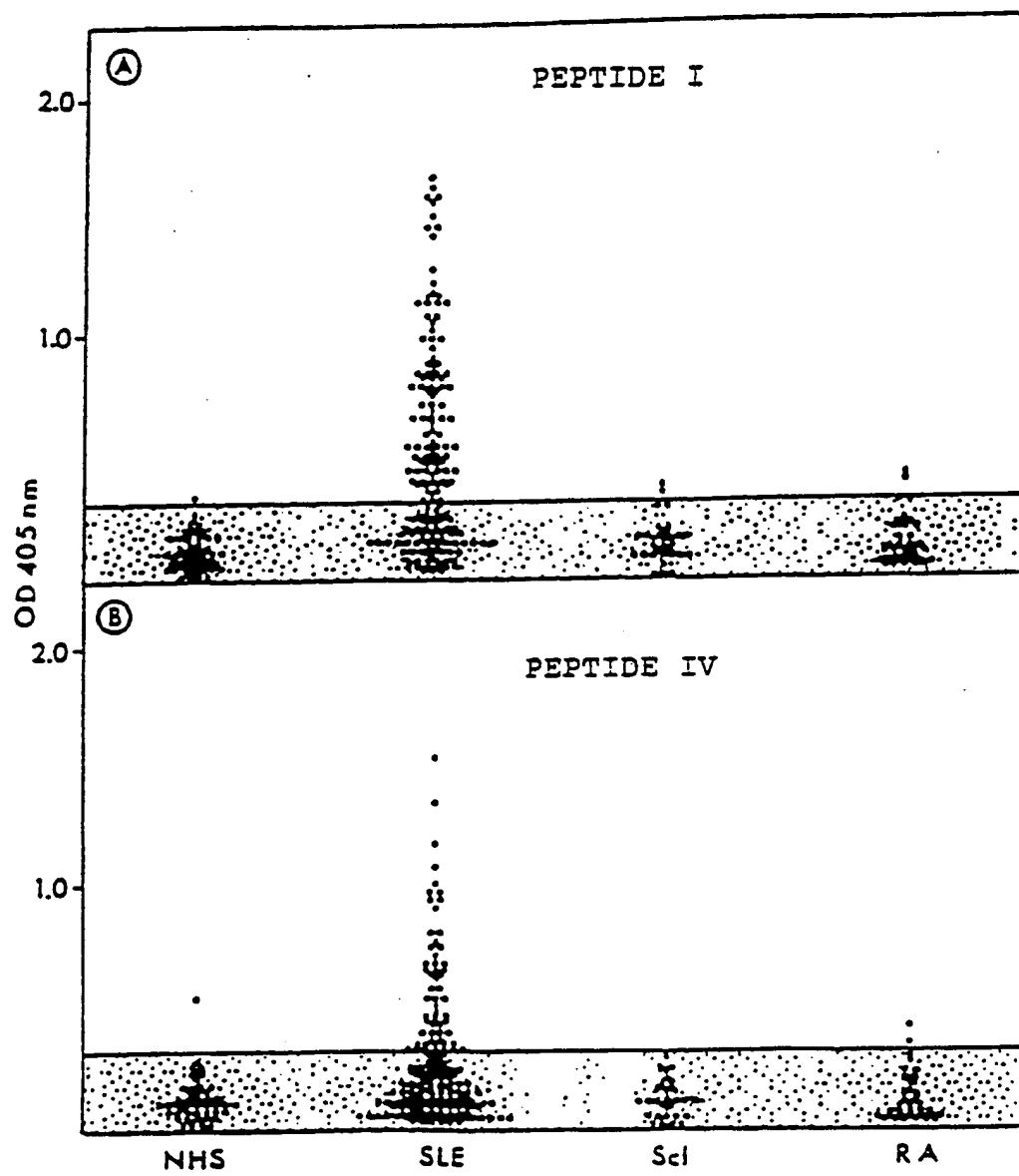
20 - un ou plusieurs réactifs éventuellement marqués aptes à réagir avec le ou les peptides ou les anticorps anti-idiotype pour la détection du complexe immunologique formé;

25 - le cas échéant, un milieu biologique de référence, tel qu'un sérum d'un patient d'un sujet en bonne santé.

1/4
FIGURE 1

	5	10	15
5	1 M K L V R F L M K L S H E T V T		
	17 I E L K N G T Q V H G T I T G V		
	33 D V S M N T H L K A V K M T L K		
	49 N R E P V Q L E T L S I R G N R		
	65 I R Y F I L P D S L P L D T I R		
10	81 V D V E P K V K S K K R E A V A		
	97 G R G R G R G R G R G R G R G R		
	113 G R G G P R R		

2/4
FIGURE 2



3/4

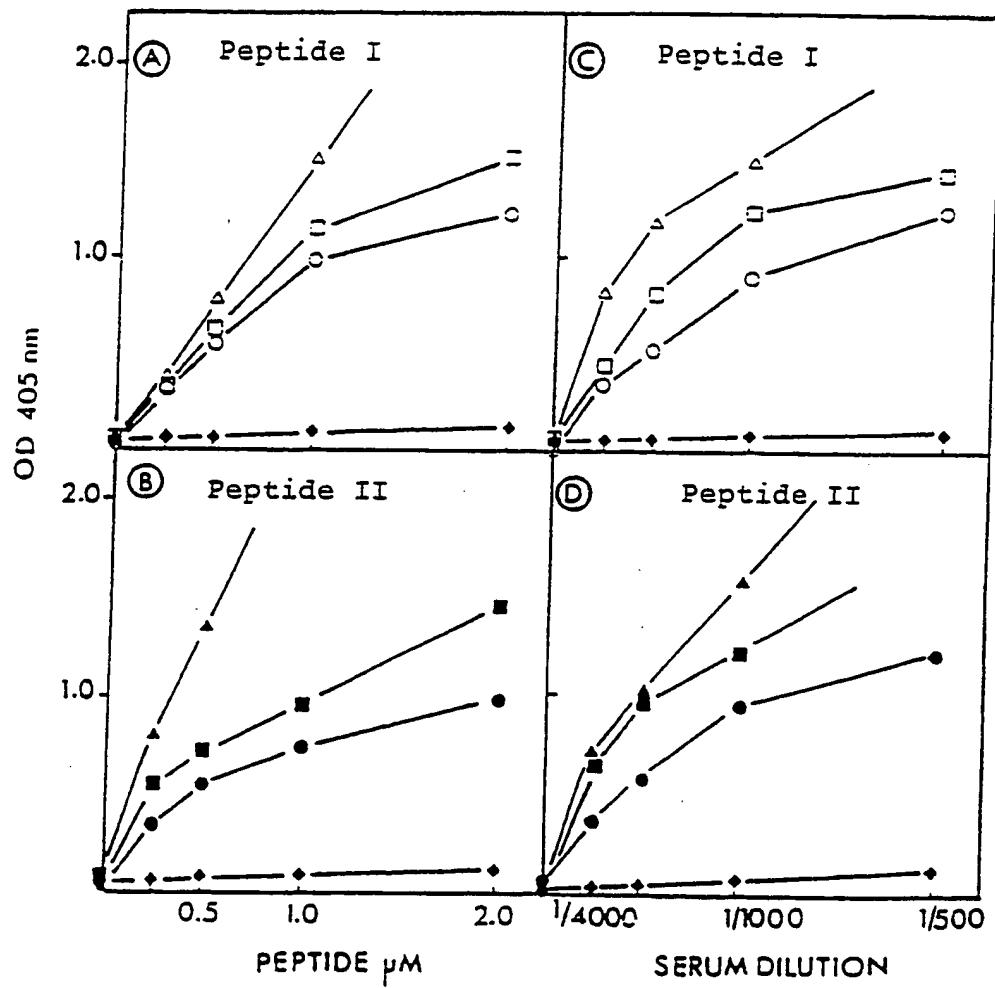
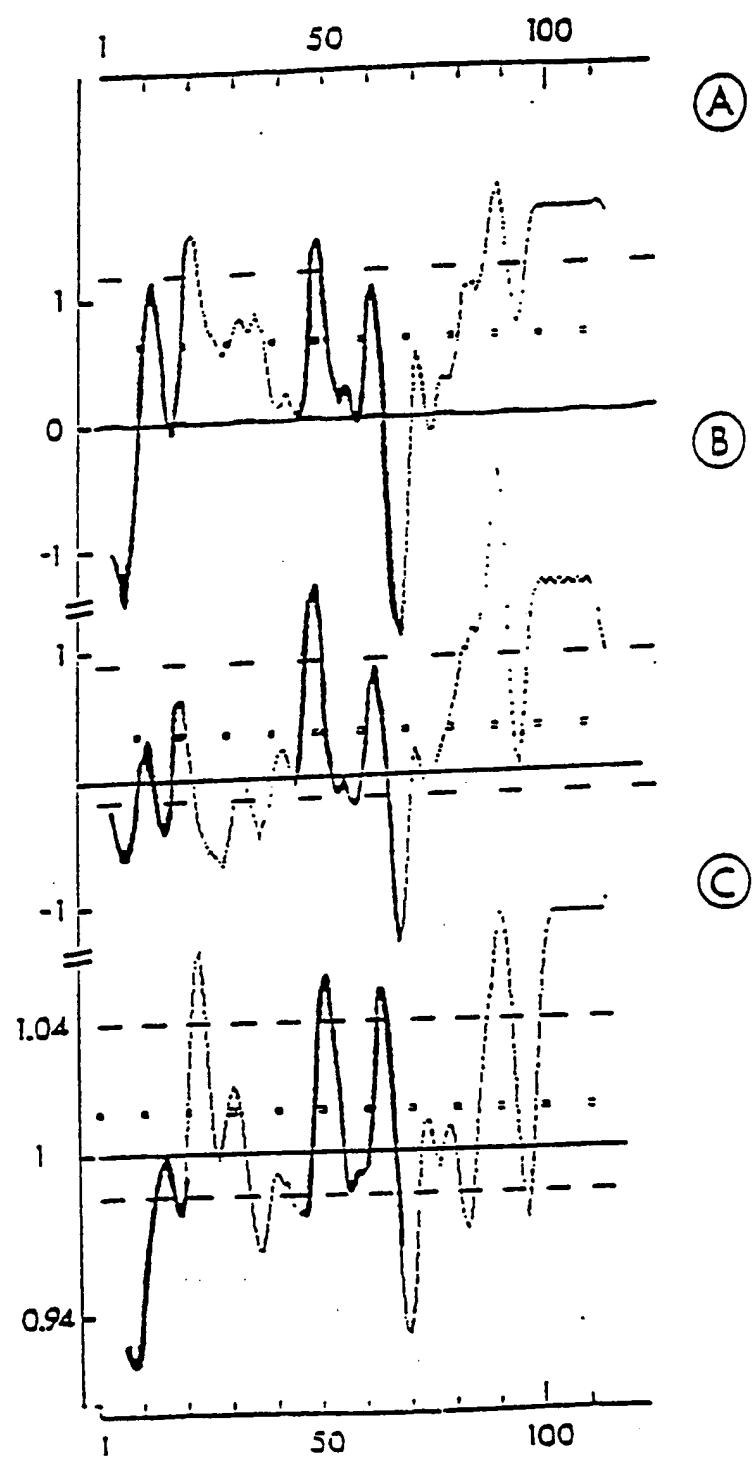


FIGURE 3

4/4
FIGURE 4

RESIDUES

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No PCT/FR91/00445

I. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER (if several classification symbols apply, indicate all) *

According to International Patent Classification (IPC) or to both National Classification and IPC

Int.CL.5 C07K 7/00 G01N 33/564 A61K 39/395
C12P 21/08

II. FIELDS SEARCHED

Minimum Documentation Searched ?

Classification System	Classification Symbols
Int.CL.5 C07K G01N C12P A61K	

Documentation Searched other than Minimum Documentation
to the Extent that such Documents are Included in the Fields Searched *

III. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT *

Category *	Citation of Document, ¹¹ with indication, where appropriate, of the relevant passages ¹²	Relevant to Claim No. ¹³
Y	EP, A, 0 295 719 (AGOURON INST.) 21 December 1988 see the whole document (cited in the application) ---	1, 14
Y	WO, A, 8 601 210 (SCRIPPS) 26 February 1986 see the whole document -----	1, 14

* Special categories of cited documents: ¹⁰

"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
"E" earlier document but published on or after the international filing date
"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step

"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.

"&" document member of the same patent family

IV. CERTIFICATION

Date of the Actual Completion of the International Search
22 August 1991 (22.08.91)

Date of Mailing of this International Search Report

24 September 1991 (24.09.91)

International Searching Authority

Signature of Authorized Officer

European Patent Office

ANNEX TO THE INTERNATIONAL SEARCH REPORT
ON INTERNATIONAL PATENT APPLICATION NO.

FR 9100445
SA 48308

This annex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report. The members are as contained in the European Patent Office EDP file on 11/09/91. The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information.

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)		Publication date
EP-A- 0295719	21-12-88	JP-A-	1257263	13-10-89
WO-A- 8601210	27-02-86	US-A-	4654419	31-03-87
		AU-B-	585529	22-06-89
		AU-A-	4721085	07-03-86
		EP-A-	0191813	27-08-86
		JP-T-	62500027	08-01-87

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande Internationale N°

PCT/FR 91/00445

I. CLASSEMENT DE L'INVENTION (si plusieurs symboles de classification sont applicables, les indiquer tous) ⁷

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

Int.C1.5 C 07 K 7/00 G 01 N 33/564 A 61 K 39/395
C 12 P 21/08

II. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE

Documentation minimale consultée⁸

Système de classification	Symboles de classification		
Int.C1.5	C 07 K A 61 K	G 01 N	C 12 P

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où de tels documents font partie des domaines sur lesquels la recherche a porté⁹

III. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS¹⁰

Catégorie ¹¹	Identification des documents cités, avec indication, si nécessaire ¹² des passages pertinents ¹³	No. des revendications visées ¹⁴
Y	EP-A-0 295 719 (AGOURON INST.) 21 décembre 1988, voir le document en entier (cité dans la demande) ---	1,14
Y	WO-A-8 601 210 (SCRIPPS) 27 février 1986, voir le document en entier -----	1,14

¹⁰ Catégories spéciales de documents cités¹¹

"A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent

"E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date

"L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée)

"O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens

"P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

"T" document ultérieur publié postérieurement à la date de dépôt international ou à la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention

"X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive

"Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier.

"A" document qui fait partie de la même famille de brevets

IV. CERTIFICATION

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

22-08-1991

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

24 SEP 1991

Administration chargée de la recherche internationale

OFFICE EUROPEEN DES BREVETS

Signature du fonctionnaire autorisé

Mm N. KUIPER

ANNEXE AU RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE
RELATIF A LA DEMANDE INTERNATIONALE NO.

FR 9100445
SA 48308

La présente annexe indique les membres de la famille de brevets relatifs aux documents brevets cités dans le rapport de recherche internationale visé ci-dessus.

Lesdits membres sont contenus au fichier informatique de l'Office européen des brevets à la date du 11/09/91
Les renseignements fournis sont donnés à titre indicatif et n'engagent pas la responsabilité de l'Office européen des brevets.

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication	Membre(s) de la famille de brevet(s)		Date de publication
EP-A- 0295719	21-12-88	JP-A-	1257263	13-10-89
-----	-----	US-A-	4654419	31-03-87
WO-A- 8601210	27-02-86	AU-B-	585529	22-06-89
		AU-A-	4721085	07-03-86
		EP-A-	0191813	27-08-86
		JP-T-	62500027	08-01-87
-----	-----	-----	-----	-----